Compte rendu - Modélisation par homologie d'un domaine de la protéine p63 chez la souris. Bio-informatique structurale

AMMICHE Naïma M1 BI-IPFB, 2022-2023

Sommaire

Introduction :	
Matériels et méthodes :	
Résultats et discussion :	
Identification des supports :	
Alignement de la séquence cible avec les séquences supports :	
Construction du modèle :	
Evaluation du modèle :	
Conclusion :	12
Bibliographie:	13

Introduction:

La protéine d'intérêt p63 est connue chez divers organismes dont la souris, le rat et l'homme. C'est une protéine qui agit comme un activateur ou un répresseur transcriptionnel de liaison à l'ADN spécifique à la séquence. Appartenant à la famille antigène de tumeur cellulaire p53, protéine tumorale 63 et appartient au gène TP63. Cette protéine possède divers noms comme Tumor protein 63, p63, Chronic ulcerative stomatitis protein (CUSP) ou encore Keratinocyte transcription factor KET. La structure de p63 est localisée au niveau du noyau. La structure 3D de p63 humaines est connue composer de 680 acides aminés, elle possède différents domaines et elle est composée d'hélices alpha et de boucles. Cependant la structure de cette protéine chez la souris et le rat n'est pas encore connue et uniquement une prédiction de la structure par alphafold est proposée. Cette protéine p63 peut causer des maladies comme le syndrome acro-dermato-ungual-lacrimal-tooth syndrome (ADULT syndrome) cette maladie cause l'ectrodactylie, une syndactylie, une dysplasie des ongles des doigts et des orteils, une atrésie du canal lacrymal, une alopécie frontale et la perte des dents permanentes. La protéine p63 peut également être responsable de Ankyloblepharondéfauts ectodermiques - fente labiale/palatine (AEC) responsable d'une hypoplasie maxillaire, une hypodontie et une fente labio-palatine. La souris étant un organisme étudier en laboratoire, la structure 3D de la protéine p63 chez la souris peut être utilisée pour la recherche de médicaments potentiels pour les maladies causées par le p63. L'objectif de ces TP est de réaliser une modélisation par homologie afin de modéliser un domaine de la p63 chez la souris en utilisant successivement un support p63, un support p73 et un support p53 à l'aide d'outils tels que uniprot, blast, pymol et MODELLER software. La démarche à suivre consiste à identifier les supports qui serviront de squelette pour la prédiction, réaliser un alignement de la séquence cible et la séquence support pour construire le fichier au format ALI qui permet ensuite de construire le modèle, enfin, une évaluation du modèle est réalisée. Le fichier au format ALI contient l'alignement de séquences entre la séquence cible et la séquence support.

Matériels et méthodes :

Nous disposons de la séquence cible p63 chez la souris qui agit comme un activateur ou répresseur transcriptionnel de liaison à l'ADN, elle peut initier l'apoptose dépendante de

p53/TP53, active la transcription du promoteur p21 et active la transcription de RIPK4. Elle joue un rôle dans la régulation de la morphogenèse épithéliale. Nous réalisions une modélisation par homologie. La modélisation par homologie est divisés en quatre étapes pour construire et évaluer un modèle fiable pour un domaine de la protéine p63 chez la souris. Premièrement, l'identification des supports qui serviront de squelette pour la prédiction, ces supports sont sélectionnés via différents critères comme la similarité de séquence avec la séquence cible de la protéine p63 de souris, la disponibilité et qualité des structures cristallographiques ou RMN pour les différentes séquences de support. La base de données de séquences de protéine uniprot est utilisé, elle permet de recueillir des informations concernant les fonctions, la structure d'une protéine d'intérêt. Les séquences peuvent être review ou non review c'est-à-dire annoté ou non manuellement. Nous ouvrons uniprot et tapons dans la barre de recherche p63, sélectionner review (à gauche) et ensuite l'identifiant O88898 correspondant à la protéine p63 chez la souris, les diverses sections de cette page permettent de recueillir diverses informations sur cette protéine. La section « Sequences & isoforms » puis download permet de récupérer la séquence protéique. Il s'agit de la séquence cible, nous entrons ensuite cette séquence BLAST¹ dans la section saisir la séquence FASTA, BAST permet de réaliser des alignements locaux pour trouver des régions similaire entre les séquences biologiques. Les paramètres à entrer son standard databases, Protein Data Bank proteins(pdb) pour choisir un support dont la structure tridimensionnelle est déterminée expérimentalement. PSI-BLAST qui est un algorithme de recherche de similarités de séquences dans des bases de données protéiques qui permet de détecter les séquences de protéines éloignées dans les bases de données puis appuyées sur BLAST.



Figure 1: Paramètre à entrer pour réaliser un BLAST sur la séquence de la p63 chez la souris.

Une page chargera et contiendra l'ensemble des résultats, un second blast est lancé pour cela, il faut décocher la sélection de la première colonne (à gauche) en décochant select all et cocher uniquement la colonne select for PSI blast (en bas à droite) puis RUN. Les résultats obtenus permettent ensuite de sélectionner les supports adapter selon leurs pourcentages d'identité avec la séquence cible. Lorsque les supports sont sélectionnés, leur fichier au format PDB est récupéré en utilisant RCSB PDB, en entrant dans la barre de recherche le

¹ Protein BLAST: search protein databases using a protein query (nih.gov)

code associé au support choisi. Les séquences des supports au format FASTA sont récupérées à partir des fichiers au format PDB à partir d'un site de conversion de format².

La seconde étape consiste à réaliser un alignement de la séquence cible avec la séquence des supports sélectionnés pour obtenir le fichier au format ALI, via EMBOSS Needle qui est un programme d'alignement global de séquences utilisé pour comparer deux séquences d'acides aminés ou de nucléotides. Il utilise l'algorithme de Needleman-Wunsch pour aligner les séquences. Les paramètres nécessaires sont deux séquences à aligner donc la séquence cible et la séquence support, en types de séquence mettre PROTEIN, en output format mettre pair, en matrix mettre blosum62 qui est pertinent pour l'alignement de séquences protéiques, pénalité d'ouverture de gap à 10 et pénalité d'extension de gap à 0.5 pour maximiser la qualité de l'alignement. Réaliser un second alignement en modifiant uniquement l'output format à Pearson/FASTA afin d'obtenir un alignement global où les séquences possèdent la même taille. Les paramètres sont donc les suivants.



Figure 2 : Paramètres à entrer sur EMBOSS Needle pour réaliser un alignement global à partir de la séquence p63 chez la souris et les séquences des supports.

L'alignement local est ensuite réalisé en utilisant EMBOSS Water qui est également un programme d'alignement de séquences similaire à EMBOSS Needle qui permet de réaliser un alignement local, mais qui utilise l'algorithme Smith-Waterman pour aligner les séquences. Les paramètres à entrer sont similaires à ceux de EMBOSS Needle.

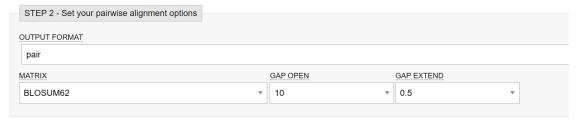


Figure 3 : Paramètres à entrer sur EMBOSS Water pour réaliser un alignement local à partir de la séquence p63 chez la souris et les séquences des supports.

Ensuite nous avons procédé à un alignement par paires optimales pour améliorer la qualité de l'alignement initial obtenu par EMBOSS Needle ou Water et confronté cet alignement à un alignement multiple (MSA) pour nous assurer de la qualité de l'alignement. L'alignement par paires optimales est réalisé avec Clustal Omega qui est un logiciel d'alignement de séquences multiple, il utilise l'algorithme de guide-arbre pour optimiser l'alignement. Les paramètres nécessaires sont plusieurs séquences à aligner, en types de séquence PROTEIN et les paramètres suivants.

² pdb2fasta (zhanggroup.org)



Figure 4 : Paramètres à entrer sur Clustal Omega pour réaliser un alignement multiple à partir de la séquence p63 chez la souris et les séquences des supports.

La troisième étape nécessite l'utilisation du logiciel de modélisation moléculaire modeller qui permet la construction de modèles protéiques à partir de leurs séquences d'acides aminés. Des techniques de modélisation par homologie afin de prédire la structure d'une protéine inconnue en utilisant une structure connue d'une protéine similaireModeler est donc utilisé pour construire les modèles à partir des fichiers au format ALI contenant la séquence cible et la séquence des supports, le format PDB des supports et le script python pour chaque support sélectionné. La qualité de chaque modèle est ensuite vérifié à l'aide des scores de qualité molpdf et DOPE permettant de déterminer le modèle le plus fiable. Le script python contient les instructions, paramètres et fichiers permettant de générer des modèles. Les fichiers au format PDB contiennent les structures 3D des protéines supports.

Enfin, l'évaluation de chaque modèle avec verify 3D et ProSA-Web est réalisé. Nous avons également comparé la qualité des différents supports utilisés, en utilisant les résultats du CASP14. L'évaluation finale de chaque modèle est déterminé avec ProSA-Web. Ce protocole permet la construction et évaluation de modèle pour un domaine de P63 de souris en utilisant divers supports.

Résultats et discussion : Identification des supports :

Les résultats de PSI-BLAST de la protéine p63 chez la souris sont les suivants.

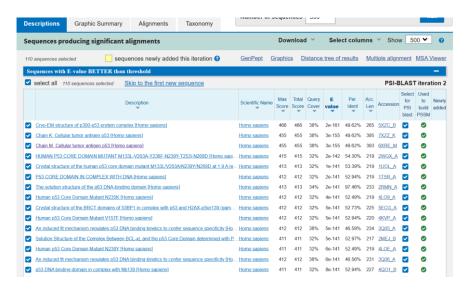


Figure 5 : Représentation des résultats de blast sur la séquence de la p63 chez la souris. Avec les paramètres décrit précédemment.

Deux itérations de PSI-BLAST sont réalisées, nous observons différentes protéines avec une description, l'organisme, le score maximal, le score total, le query cover qui indique la proportion de la séquence de la protéine d'intérêt qui est couverte par l'alignement avec la séquence de référence. Lorsque la couverture est élevée cela signifie que la similarité entre les séquences est importante. Nous avons E-value lorsqu'il est significatif alors l'homologie de séquence n'est pas dû au hasard, le pourcentage d'identité, la taille de la séquence protéique et le code d'accession. Le choix des supports est important pour réaliser la modélisation par homologie pour cela nous sélectionnons des supports dont le pourcentage d'identité est supérieur à 40% et qui n'est pas de 100%, avec un E-value significatif. Cliquer sur l'accession ou en entrant le code d'accession du support dans RCSB PDB, nous avons des informations concernant le support choisi. Nous sélectionnons les supports suivants.

Pourcentage de similarité avec la séquence d'intérêt	Code d'accession du support choisi	Longueur de la séquence protéique (en acide aminé)	Chaîne	Nom de la protéine	Méthode	Résolution
97,46%	2RMN_A	233	Α	Tumor protein 63	RMN	
52,94%	4Q01_B	227	В	Cellular tumor antigen p53	Rayon X	1.92 Å
81,16%	2XWC_A	208	Α	TUMOUR PROTEIN P73	Rayon X	1,82 Å

Les supports choisis ont un pourcentage de similarité avec la séquence cible supérieure à 40%. Leur structure tridimensionnelles est obtenue par rayon X pour la chaîne B du domaine de liaison à l'ADN de p53 en complexe avec Nb139 avec une résolution de 1,92 angströms (4QO1_B) et la chaîne A de la structure cristalline du domaine de liaison à l'ADN du TP73 humains avec une résolution de 1,82 angströms (2XWC). La structure en solution du domaine de liaison à l'ADN de la p63 (2RMN_A) est obtenue par RMN, la p63-DBD peut se lier à l'anti-apoptotique BclxL via son interface de liaison à l'ADN.

Nous récupérons ensuite les formats PDB des supports sur RCSB PDB en entrant le code d'accession puis download Files puis PDB format. Le site de conversion est ensuite utilisé comme indiqué précédemment pour récupérer à partir du fichier PDB la séquence protéique au format FASTA associé.

Alignement de la séquence cible avec les séquences supports :

Un alignement global avec EMBOOS Needle est réalisés sur la séquence d'intérêt de la protéine p63 chez la souris et les supports sélectionnés. Cet alignement permet d'aligner la séquence complète de la protéine d'intérêt avec celle des protéines support pour déterminer précisément les positions des résidus et permettre la construction d'une structure tridimensionnelle de la protéine support comme référence.

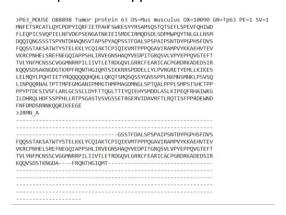


Figure 6 Alignement global entre la séquence cible de la souris et la séquence de la chaîne A de la protéine tumorale 2RMN

Nous observons que les gaps sont majoritairement placer aux extrémités de la séquence support. Le domaine DNA binding est présent au milieu de la séquence cible. Un profil similaire est obtenus pour l'alignement global de la protéine d'intérêt p63 chez la souris avec respectivement les protéines supports 4QO1_B correspondant à la chaîne B de l'anti-gène tumoral cellulaire p53 et 2XWC_A correspondant à la chaîne A de la protéine tumoral p73.

L'alignement local avec emboss water permet d'avoir des informations concernant le pourcentage d'identité, de similarité, de gap et le score. Cet alignement local permet d'identifier les régions de la séquence d'intérêt qui a une similarité de séquence significative avec les séquences supports. Ces régions correspondent aux régions conservées ou régions homologues. L'identification de ces régions permet de construire un modèle 3D plus précis. Cet alignement permet également d'identifier les régions qui ne sont pas homologues avec la séquence support, et identifier ainsi les zones du modèle qui sont incertaines lors de

l'évaluation du modèle. Nous utilisons ensuite Clustal omega pour réaliser un alignement multiple avec les 3 séquences support et la séquence cible.

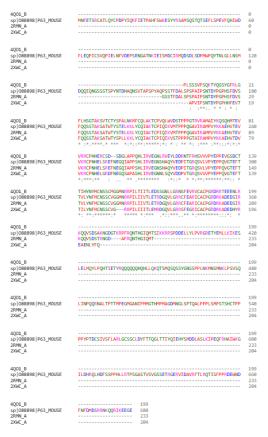


Figure 7: Visualisation d'un alignement multiple entre les 3 séquences support 2RMN_A, 4QO1_B et 2XWC_A avec la séquence support via clustal omega. '*' indique une identité, ':' indique une similarité, '-' indique un gap. Avec le paramètre ClustalW with character counts pour le format de sorti.

Nous observons que les séquences supports ont majoritairement des gaps aux extrémités de leur séquence protéiques ce qui témoigne que le domaine DNA binding n'est pas présent aux extrémités de la séquence cible. Une région conservée correspondant au domaine DNA binding est visible entre les résidus 170 à 362 de la séquence cible.



Figure 8 : Visualisation d'un alignement multiple entre les 3 séquences support 2RMN_A, 4QO1_B et 2XWC_A avec la séquence support via clustal omega avec le paramètre de sorti pearson/FASTA. '-' indique un gap.

Cette alignement est similaire à l'alignement globale obtenu.

Construction du modèle :

L'alignement global et les PDB de chaque support permettent de produire le fichier au format ALI qui est de la forme suivante.



Figure 9 : fichier au format ALI contenant les séquences des supports et de la protéine d'intérêt la p63 chez la souris.

Le script python comporte est de la forme suivante, il contient le nom des PDB correspondant au trois supports utilisés ainsi que le nombre de modèle à générer.

```
#!/usr/bin/env python
# Homology modeling by the automodel class
from modeller.automodel import * # Load standard Modeller classes
log.verbose()
                 # request verbose output

# create a new MODELLER environment to build this model in
log.verbose()
env = environ()
#env.io.atom_files_directory = './../atom_files'
#env.io.atom_files_directory = '/home/../../modeller'
#Read in HETATM records from template PDBs
env.io.hetatm = True
a = automodel(env,
alnfile = 'alignementDHH.ali',
                                                       # alignment filename
                knowns = ('2rmn','2xwc','4qo1'),
sequence = 'p63', # code
                                                                        # codes of the templates
                                                 # code of the target
                 assess_methods=(assess.DOPE, assess.GA341))
a.starting_model= 1
a.ending_model =100
a.make()
                                                    # do the actual homology modeling
```

Figure 10: script python à utiliser.

Nous lançons Modeller avec la commande **mod10.4 script.py** afin de générer 100 modèles.

Evaluation du modèle :

Parmi les 100 modèle générer, nous sélectionnons le meilleur. Nous récupérons dans une fichier nommer bs score les informations des 100 modèles générer tel que.

```
GA341 score
    Filename
                                   molpdf
                                              DOPE score
   p63.B99990001.pdb
                               11884.31152
                                          -32610.13281
                                                              1.00000
   p63.B99990002.pdb
                               11518.14258 -33082.62109
                                                              1.00000
  p63.B99990003.pdb
                               11452.18457 -32540.25000
                                                              1.00000
  p63.B99990004.pdb
                              11689.01855 -32766.95508
                                                              1.00000
                              11872.75879 -32618.39453
6 p63.B99990005.pdb
                                                              1.00000
  p63.B99990006.pdb
                               11855.72363 -32707.75977
                                                              1.00000
  p63.B99990007.pdb
                               11404.69238 -32945.19922
                                                              1.00000
  p63.B99990008.pdb
                               11621.36035 -32677.03125
                                                               1.00000
10 p63.B99990009.pdb
                              11617.82520 -33008.64453
                                                               1.00000
```

Figure 11: Visualisation des informations des 9 premiers modèles générer par Modeller à partir du script python décrit précédemment. Résultat récupérer dans le fichier bs_score avec en ligne les modèles, et en colonne le nom du fichier pdb, le molpdf, le score DOPE ainsi que le score GA341 de chaque modèle générer par Modeller.

Nous sélectionnons le score DOPE minimum, ce qui correspond à l'énergie la plus basse du modèle. Le script R suivant permet de récupérer le numéro du modèle qui possède un score DOPE minimum.

```
data<-read.delim("bs_score", sep = "")
min_score = min(data$DOPE)
data[which(data$DOPE == min_score), ]</pre>
```

Nous évaluons ensuite ce modèle qui possède le score DOPE minimum avec les logiciels PROSA-WEB et VERIF3D.

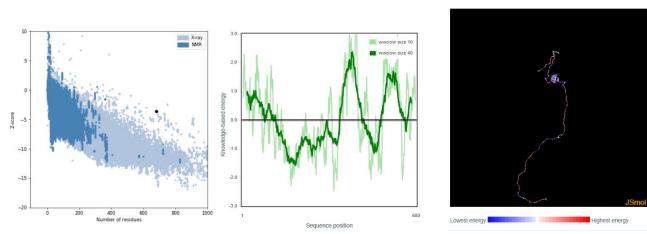


Figure 12: Evaluation du 38eme modèle générer par Modeller à l'aide de PROSA-WEB. Le graphique 1 représente le Z-score en fonction du nombre de résidus avec en bleu clair le rayon X et en bleu foncé le RMN. Le seconde graphique représente l'énergie en fonction de la position des résidus. Le troisième représente la structure tridimensionnel du modèle générer avec en bleu les zone de faible énergie et en rouge de forte éngergie.

Un Z-score idéal est d'environ 0, ce qui indique que le modèle à une qualité similaire à celle d'une structure exprérimentale résolue à haute résolution. Les z-scores peubent varier selon de résolution de la structure, la taille de la protéine. Nous observons un Z-score de -3,57 ce qui indique que le modèle peut avoir des problèmes de qualités. Concernant le second graphisque, les valeurs positives correspondent à des parties problématiques du modèle. Le modèle possède d'après le second graphique une énergie haute pour les résidus 1 à 170 et de 362 à 680 il s'agit des zones mal repliées. L'énergie du modèle est faible pour les rédisus au position 170 à 362. Notre modèle possède une structure tridimensionnelle de bonne qualité pour cette région de faible énergie. La représntation du mosède montre que les régions de haute énergie correspondent au boucle, les régions avec de faible énergie correspondent au hélice alpha et au brin béta.

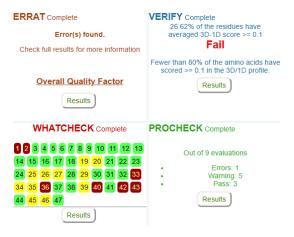
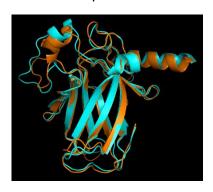


Figure 13 : Résultat de l'évaluation du modèle avec Verify 3D avec les résultats de Verify, whatcheck et procheck.

Verify 3D permet d'analyser la compatibilité du modèle atomique avec sa séquence en acides aminés. Nous avons 26,62% des résidus qui ont un score 3D-1D moyen supérieur ou égal à 0.1 ce qui est faibles. Car moins de 80% des acides aminés ont obtenu un score supérieur ou égal à 0.1 dans le profil 3D/1D. Ce modèle permet d'avoir 26,62% de la

structure tridimensionnel de la séquence cible. La région du DNA binding est de taille 192 résidus (du résidu 170 à 362) et la protéine p63 de souris possède 685 résidus, ainsi la région DNA binding correspond à 28% de la structure tridimensionnel. Les résultats de ces programmes indiquent que le modèle de la protéine cible n'est pas très fiable et qu'il contient des erreurs et des avertissements. Cependant, ces programmes fournissent également des informations utiles sur certaines parties de la séquence de la protéine cible, telles que les régions qui ont une conformation 3D incorrecte. Cela peut être utile pour les chercheurs qui souhaitent améliorer le modèle en corrigeant ces régions problématiques.



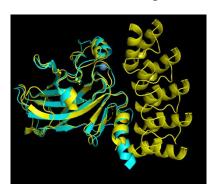


Figure 14: Représentation du modèle du domaine DNA binding de la p63 chez la souris en cyan, le domain de la DNA binding (170 à 362) de la p63 de souris du modèle alpha fold en orange, et en jaune la chaîne A du domaine DNA binding de la p63 résolu chez l'homme (code d'accession 7z7e). Un RMSD pour le modèle en cyan avec le modèle orange, puis avec le modèle jaune.

Le modèle du domaine DNA binding de la p63 chez la souris avec celui d'alpahfold à permis d'obtenir un RMSD de 0,851. La chaîne A du domaine DNA binding de la p63 chez l'homme est résolu par rayon X avec une résolution de 1,80 angströms. Cette structure en cyan avec le domaine DNA binding de la p63 chez l'homme a permis d'obtenir un RMSD de 0,971. Les RMSD obtenus sont faibles ce qui signifie que la structure est proche. La structure du domaine de DNA binding de la p63 chez la souris est similaire à la chaîne A du domaine DNA binding chez l'homme. Une fonction similaire de ces deux domaines est donc possible.

Conclusion:

Le modèle du domaine DNA binding de la protéine p63 chez la souris permet de confirmer que celui-ci est localiser entres les résidus 170 et 362. La structure tridimensionnelle du modèle montre que cette région est composé de feuillet béta anti parallèle, hélices alpha et de boucle. Cette structure est très similaire à la chaîne A du même domaine chez l'homme ce qui pourrait être une piste pour comprendre le rôle et fonctionnement de ce domaine. Ce projet a permis d'obtenir des résultats intéressant et utiles pour les futures études sur ce domaine de la protéine. Les supports montre que la structure en solution du p63-DBD est moins dynamique que celle de la p53. L'utilisation de modèle de prédiction pour la structure de la protéine p63 chez la souris ne permet pas une prédiction précise à 100%. Les modèles obtenus fournissent des information utiles pour guider la recherche expérimentale et permettent de mieux comprendre la structure et la fonction de la protéine p63 chez la souris. C'est pourquoi l'évaluation de la qualité des modèles obtenus est importante en utilisant notamment PROSA-WEB, PROCHECK et VERIF3D qui permettent d'avoir une idée de

fiabilité des résultats obtenus. Cet outils ne remplacent pas les techniques expérimentales pour la résolution de la structure de protéine mais permet de les compléter.

Bibliographie:

TP63 - Tumor protein 63 - Homo sapiens (Human) | UniProtKB | UniProt

<u>Tp63 - Tumor protein 63 - Mus musculus (Mouse) | UniProtKB | UniProt</u>

<u>Tp63 - Tumor protein 63 - Rattus norvegicus (Rat) | UniProtKB | UniProt</u>

Protein BLAST: search protein databases using a protein query (nih.gov)

About MODELLER (salilab.org)

EMBOSS Water < Pairwise Sequence Alignment < EMBL-EBI

EMBOSS Needle < Pairwise Sequence Alignment < EMBL-EBI